



Bescheinigung

Die Anmelderin Forschungszentrum Karlsruhe GmbH in Karlsruhe/Deutschland
und die Firma Centre Suisse d'Electronique et de Microtechnique SA in Neuchatel/
Schweiz haben eine Patentanmeldung unter der Bezeichnung

"Dextranbeschichtete Oberfläche"

am 24. April 1998 beim Deutschen Patent- und Markenamt eingereicht.

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprüngli-
chen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

Die Anmeldung hat im Deutschen Patent- und Markenamt vorläufig das Symbol
G 01 H 33/543 der Internationalen Patentklassifikation erhalten.

München, den 17. Mai 1999

Deutsches Patent- und Markenamt

Der Präsident

Im Auftrag

Seiler

Aktenzeichen: 198 18 360.7

Forschungszentrum
Karlsruhe GmbH

Karlsruhe, den 22. April 1998
PLA 9830 Gü/he

Centre Suisse d'Electronique

Neuchâtel, den 22. April 1998

Dextranbeschichtete Oberfläche

Forschungszentrum
Karlsruhe GmbH

Karlsruhe, den 22. April 1998
PLA 9830 Gü/he

Centre Suisse d'Elektronique

Neuchâtel, den 22. April 1998

Patentansprüche:

1. Dextranbeschichtete Oberfläche auf einem Träger, dadurch gekennzeichnet, daß die Verbindung von Dextran und der Trägeroberfläche durch einen Photolinker vermittelt wird.
2. Dextranbeschichtete Oberfläche nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Photolinker ein 3-Trifluoromethyl-3-(m-isothiocyanophenyl)-diazirin (TRIMID) modifiziertes Protein ist.
3. Dextranbeschichtete Oberfläche nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Photolinker ein 3-Trifluoromethyl-3-(m-isothiocyanophenyl)-diazirin (TRIMID) modifiziertes Polysaccharid ist.
4. Dextranbeschichtete Oberfläche nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, daß das Polysaccharid Aminodextran ist.
5. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 4, dadurch gekennzeichnet, daß das Protein Rinderserumalbumin (BSA) ist.
6. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, daß die Trägeroberfläche mit einem Polymerfilm beschichtet ist.
7. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 6, dadurch gekennzeichnet, daß der Polymerfilm aus Polyimid oder Poly-(p-xylylen) ist.

8. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 7, dadurch gekennzeichnet, daß die Trägeroberfläche die Oberfläche eines massesensitiven Sensors ist.
9. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß der massesensitive Sensor ein Bauelement ist, das akustische Oberflächenwellen (SAW) nutzt.
10. Dextranbeschichtete Oberfläche nach einem der Ansprüche 1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß die Trägeroberfläche die Oberfläche eines optischen oder elektrochemischen Sensors ist.

Beschreibung:

Die Erfindung betrifft eine dextranbeschichtete Oberfläche, wie sie aus O' Shannessy, D.J.; Brigham-Burke, M.; Peck, K.; Anal. Biochem. 205 (1992) 132-136 bekannt ist.

Aus S. Löfas, B. Johnsson; J. Chem. Soc. Chem. Commun. (1990) 1526-1528 ist bekannt, daß Dextrane über self-assembled Monolayers von 1, ω -Hydroxyalkylthiolen an Goldoberflächen angebunden werden können.

Einige Sensoren jedoch, wie z. B. Oberflächenwellen (SAW) Sensoren erlauben keine leitfähige Zwischenschicht, wodurch Gold als intermediäre Schicht nicht verwendet werden kann.

Solche Sensoren sind z. B. aus der DE 43 19 215 A1 bekannt.

Aufgabe der Erfindung ist es, eine Schichtung anzugeben mit deren Hilfe eine Dextranschicht auf einer Trägerschicht fixiert wird.

Gelöst wird diese Aufgabe durch die Merkmale des Patentanspruchs 1.

Die Unteransprüche beschreiben vorteilhafte Ausgestaltungen der Erfindung.

Die erfindungsgemäße Schichtung hat folgende Vorteile:

Die extrem flexible Dextran-Methode kann auf SAW-Sensoren und vielen anderen Sensoren verwendet werden.

Es können nahezu alle Proteine mit Hilfe einer standardisierte Methode (Carbodiimid-Chemie) am Dextran immobilisiert werden.

Anstelle von Dextran können auch jegliche modifizierte Dextranspezies verwendet werden, wie Carboxy-Dextran, biotyniliertes Dextran. Jede andere Art von funktionalisierten Dextran, wobei

eine oder mehrere reaktive Gruppen an das Dextran gebunden sind, kann ebenfalls zum Einsatz kommen.

Anwender bisheriger Biosensorsysteme müssen sich bei der Einführung Dextran-beschichteter SAW-Biosensoren bezüglich der Sensorchemie nicht umstellen.

Außerdem ist diese Methode auf beliebige andere Systeme einfach übertragbar. Es muß nur ein einziges Protein (das BSA) modifiziert werden und nicht die Substanz selbst, die eigentlich immobilisiert werden soll.

Das zur Photoimmobilisation verwendete T-BSA dient gleichzeitig zur Blockierung unspezifischer Bindungsstellen auf der schutzbeschichteten Oberfläche.

Mit Hilfe von SAW-Sensorarrays ist es möglich, verschiedene Bio-komponenten gleichzeitig zu detektieren und somit ein Screening einer ganzen Klasse von Substanzen durchzuführen, was bei den käuflichen Biosensorsystemen (z. B. BIAcore oder Iasys) aufgrund der aufwendigen optischen Methodik nicht oder nur erschwert (und kostenintensiv) möglich ist.

Die Photoimmobilisation stellt im Vergleich zur Anbindung der Dextrane über Thiole eine sehr einfache, schnelle und gut reproduzierbare Methode dar.

Die Erfindung wird im folgenden anhand eines Ausführungsbeispiels mit Hilfe der Figuren näher erläutert.

Dabei zeigt die Figur 1 den schematischen Schichtaufbau und die Figuren 2 bis 4 einige exemplarische Meßergebnisse mit beschichteten SAW-Sensoren.

Ausführungsbeispiel:

Schutzbeschichtungen:

Um kommerziell erhältliche SAW-Bauteile als massesensitive Transducer in der Biosensorik zum Einsatz zu bringen muß die SAW-Oberfläche mit einer biosensitiven Schicht aus Proteinen belegt werden, die dann die entsprechenden Analyt-Moleküle in der Probe nachweisen.

Diese Reaktionen erfolgen in wäßrigen Medien.

Der Einsatz in diesen wäßrigen Medien und auch die erforderlichen Immobilisationsprozeduren erfordern jedoch einen Schutz der auf dem Bauteil vorhandenen Strukturen und Bonddrähte aus Aluminium, da diese ansonsten den jeweiligen chemischen Bedingungen nicht standhalten.

Aus der DE 196 18 82 ist eine dünne Beschichtung des kompletten Bauteils mit Polyimid durch Spin-Coating bekannt, das auch schon eine relativ gute Schutzwirkung aufweist.

Nach Betreiben der Bauteile in sauren bzw. alkalischen Medien kann es jedoch zu erhebliche Korrosionen der Strukturen kommen.

Eine verbesserte Schutzwirkung kann durch eine Beschichtung mit einem dünnen Film von Parylen erhalten werden.

Parylen ist eine Gruppenbezeichnung für thermoplastische Polymere mit über Ethylen-Brücken in 1,4-Position verknüpften Phenyl-Resten. Parylene sind unterhalb ihrer Schmelzpunkte lösungsmittelbeständig, besitzen hervorragende dielektrische Eigenschaften und sind ausgezeichnete Barrierekunststoffe. Sie werden hauptsächlich verwendet als Zwischenschichten für Isolatoren, zur Passivierung von Halbleitern und kraterfreien Beschichtung von gedruckten Leiterplatten.

Hergestellt werden sie durch dehydrierende Dimerisierung von p-Xylol zum Paracyclophan über intermediär sich bildendes 1,4-Chinodimethan, das bei Kondensation aus der Gasphase auf geeigneten Substraten zu dünnen Filmen aus Poly(p-xylylen) polymerisiert.

Neben Poly(p-xylylen) sind u. a. noch die aus den entsprechenden p-Xylol-Derivaten zugänglichen Parylene Poly(2-chlor-p-xylylen)e und Poly(dichlor-p-xylylen)e für eine Beschichtung geeignet.

Die parylenbeschichteten Bauteile weisen gegenüber polyimidbeschichteten Bauteilen eine Reihe von Vorteilen auf.

Die zusätzliche Bedämpfung durch die aufgebrachte Polymerschicht ist gering, der Betrag bei Parylen und Polyimid ungefähr gleich. Die schutzbeschichteten Bauelemente weisen Dämpfungen von -2.5 bis -3.0 dB (bei einem Phasendurchgang von -10°) auf.

Die Reproduzierbarkeit der Parylenbeschichtung ist deutlich besser als die Beschichtung der SAW-Bauteile mit Polyimid.

Der Parylenfilm ist im Gegensatz zum Polyimidfilm extrem glatt, was bei der Verwendung von SAW-Bauteilen sehr wichtig ist, da die Ausbreitung der Oberflächenwelle durch Unregelmäßigkeiten der Oberfläche gestört wird und es damit zu zusätzlichen Dämpfungsverlusten und zu verringerter Empfindlichkeit kommt.

Die Schutzbeschichtung soll das SAW-Bauteil vor dem korrosiven Angriff durch wäßrige Lösungen, Säuren, Basen und aggressive Reagenzien schützen.

Bei polyimidbeschichteten Bauteilen war schon nach wenigen Minuten eine Gasentwicklung vor allem an den Kontaktstellen der Bonddrähte mit den Bondpads zu beobachten, die auf einen korrosiven Angriff der Säure auf das Aluminium schließen ließ. Nach ca. 15 - 30 min kam es dann zur vollständigen Zerstörung der

Bonddrähte und zu einem deutlich erkennbaren Angriff auf die Interdigitalstruktur.

Dagegen konnte bei parylenbeschichteten Bauelementen auch nach mehrstündiger Einwirkzeit und sogar nach Erhitzen des Sensors in der Säure kein Angriff beobachtet werden. Der Parylenfilm weist damit einen ausgezeichneten Schutz des Bauteils vor korrosiven Angriffen auf.

Photoimmobilisation des Dextrans:

Ein schematischer Schichtaufbau bei der Immobilisation von Biomolekülen an dextranbeschichteten SAW-Sensoroberflächen durch Coimmobilisation mit photoaktivem T-BSA wird in Fig. 1 gezeigt. Dabei ist Dextran kovalent an der schutzbeschichteten Sensoroberfläche durch Photo-Coimmobilisation mit Hilfe von T-BSA angebunden.

Zu dieser kovalenten Anbindung werden folgende Schritte durchgeführt:

Mischung aus T-BSA und Dextran auf den schutzbeschichteten Sensor aufbringen,

Inkubation 60 min bei Raumtemperatur,

2 h im Vakuum trocknen (10^{-3} mbar)

45 min Belichtung mit einer Hg-Dampf Lampe.

T-BSA wird aus Rinderserumalbumin (BSA) hergestellt, indem es mit einem Diazirin-Derivat, dem 3-Trifluoromethyl-3-(m-isothiocyano-phenyl)-diazirin (TRIMID), umgesetzt wird und somit an den Aminogruppen der Lysinseitenketten das photoaktive TRIMID eingeführt wird (M. Dolder, H. Michel, H. Sigrist; J. Prot. Chem. 9 (1990) 407-415 und Sigrist, H.; Mühlemann, M.; Dolder, M.; J. Photochem. and Photobiol., B 7 (1990) 277-287). Pro Molekül BSA können auf diese Weise bis zu 7 TRIMID-Gruppen eingeführt werden. Bestrahlt man nun das T-BSA mit Licht der Wellenlänge 348 nm, so spaltet der Diazirin-Ring Stickstoff ab und es

entsteht ein Triplett-Carben. Dieses Triplett-Carben ist sehr reaktiv und insertiert in eine Vielzahl chemischer Bindungen.

Bei der Coimmobilisation dient das T-BSA als Photovernetzer, d. h. das T-BSA wird zusammen mit dem Dextran auf das schutzbeschichtete SAW-Bauteil aufgebracht. Da - wie oben erwähnt - pro BSA-Molekül bis zu 7 TRIMID-Einheiten vorhanden sind, können die bei der Bestrahlung gebildeten Triplett-Carbene dann sowohl eine Verknüpfung mit der Schutzschicht als auch mit dem Dextran bewirken. Damit wird das Dextran kovalent an die Oberfläche angebunden.

Die Coimmobilisation von Dextran über T-BSA weist verschiedene Vorteile auf.

Zum einen handelt es sich hierbei um eine sehr einfache und schnelle Prozedur. Das T-BSA wird mit dem gelösten Dextran gemischt und auf das schutzbeschichtete Bauteil aufgebracht. Dann wird 2 h lang das Wasser im Vakuum abgezogen, damit die später bei der Belichtung gebildeten Carbene auch tatsächlich mit Polymer und Dextran reagieren und nicht mit dem umgebenden Wasser abreagieren. Nachdem das Wasser möglichst quantitativ entfernt ist, wird 45 min mit einer Hg-Dampflampe belichtet. Damit hat man dann also nach maximal 4 Stunden das Dextran kovalent an die Oberfläche angebunden.

Immobilisation von Proteinen am Dextran und Beobachtung der Immunoreaktion:

Um einen Biosensor zu erhalten, muß das gewünschte rezeptive Biomolekül am Dextran immobilisiert werden. Eine einfache und schnelle Anbindung nahezu beliebiger Biomoleküle ist mit Hilfe der folgenden Prozedur möglich (Johnsson, B.; Löfas, S.; Lindquist, G.; Anal. Biochem. 198 (1991) 268-277).

- 1) Das durch Photoimmobilisation an der schutzbeschichteten Oberfläche angebundene carboxymethylierte Dextran wird in einer 1-Schritt-Aktivierung durch N-(3-Dimethylaminopropyl)-N'-ethylcarbodiimid (EDC) und N-Hydroxysuccinimid (NHS) in NHS-Ester umgewandelt. Die NHS-Ester sind sehr aktiv und haben eine Halbwertszeit auf der Sensoroberfläche von etwa 15 Minuten. Wird nun ein Biomolekül zugegeben, so bindet dieses über eine seiner Aminogruppe unter Abspaltung von N-Hydroxysuccinimid am Dextran an. Bei der 1-Schritt-Aktivierung werden etwa 30 bis 40 % der Carboxygruppen des Dextrans in NHS-Ester überführt, daher ist nach der Anbindung der Biomoleküle im allgemeinen noch immer eine Vielzahl von aktiven NHS-Estergruppen am Dextran vorhanden. Da aber beispielsweise im Fall eines immobilisierten Antikörpers bei der Immunoreaktion das Antigen durch den Antikörper gebunden und nicht über den NHS-Ester kovalent angebunden werden soll, müssen die überschüssigen NHS-Ester desaktiviert werden. Dies geschieht mit 1 M Ethanolamin. Dabei werden die NHS-Ester in 2-Hydroxy-Ethanamid-Derivate überführt und man erhält so schließlich den fertigen Biosensor.
- 2) Die Fig. 2 zeigt beispielhaft eine Immobilisation mit Sensorantwort.

Der Sensor wird zunächst mit 10 mM HEPES-Puffer (pH 7.5) gespült, um die Basislinie aufzunehmen. Die 1-Schritt-Aktivierung erfolgt mit einer frisch zubereiteten Mischung aus 100 mM NHS und 400 mM EDC. Diese Lösung hat eine Leitfähigkeit von 14.4 mS/cm, was gegenüber den 550 μ S/cm des HEPES-Puffers eine deutliche Leitfähigkeitserhöhung darstellt. Der Sensor reagiert darauf mit einer Frequenzzunahme von etwa 110 kHz. Anschließend wird wieder mit HEPES-Puffer gespült und dann mit der Lösung des zu immobilisierenden Biomoleküls beprobt. Das Biomolekül - in diesem Fall monoklonale Antikörper gegen Urease - liegt in einem 10 mM Acetatpuffer bei pH 5.0 vor. Man erkennt eine Frequenzabnahme, was auf eine Massenzunahme auf der Sensoroberfläche durch die Immobilisation des Biomo-

leküls zurückzuführen ist. Man erkennt am Sensorverhalten die langsame Einstellung des Gleichgewichts, die nach etwa 45 bis 50 Minuten erreicht ist. Daraufhin wird wiederum mit HEPES-Puffer gespült und anschließend die überschüssigen NHS-Estergruppen durch Ethanolamin desaktiviert. Als letzter Schritt zur Präparation des Biosensors wird mit 4 mg/ml BSA beprobt, um die unspezifischen Bindungsstellen zu blocken.

3) Die Fig. 3 zeigt die Beobachtung einer Immunoreaktion.

An einem so vorbereiteten Sensor wurden nun erste Versuche zur Beobachtung der Immunoreaktion durchgeführt. Dazu wurde ein mit monoklonalen Antikörpern gegen Urease beschichteter Sensor zunächst mit 10 mM HEPES-Puffer (pH 7.5) gespült und die Basislinie aufgenommen. Anschließend wurde mit einer Lösung von 2 mg/ml Urease beprobt. Man erkennt eine Frequenzabnahme, die nach etwa 90 Minuten beendet ist. Nach dem Rückspülen mit HEPES-Puffer wurde eine Frequenzänderung von etwa 65 kHz erhalten, die auf die Immunoreaktion zwischen den immobilisierten Antikörpern und dem Antigen Urease zurückzuführen ist.

Die Fig. 4 zeigt einige Kontrollversuche mit nicht-spezifischen Antigenen.

Es wurden im weiteren mehrere Kontrollexperimente durchgeführt. Dazu wurden gleichbehandelte Sensoren mit nicht-spezifischen Antigenen beprobt und die Sensorantwort beobachtet. Bei der Beprobung eines solchen Sensors mit immobilisierten monoklonalen Antikörpern gegen Urease mit L-Tryptophan ist keine Frequenzänderung zu beobachten. Die schnelle aber reversible Frequenzänderung bei der Beprobung mit Analyt bzw. beim Zurückspülen mit Puffer ist auf eine unterschiedliche Leitfähigkeit beider Lösungen zurückzuführen. Bei der Beprobung mit Glucoseoxidase (GOD) bzw. mit BSA erhält man jeweils eine Frequenzänderung von etwa 8 kHz. Ein Sensor, der keine immobilisierten Antikörper an der Dextranmatrix enthält, machte bei Beprobung mit Urease eine Fre-

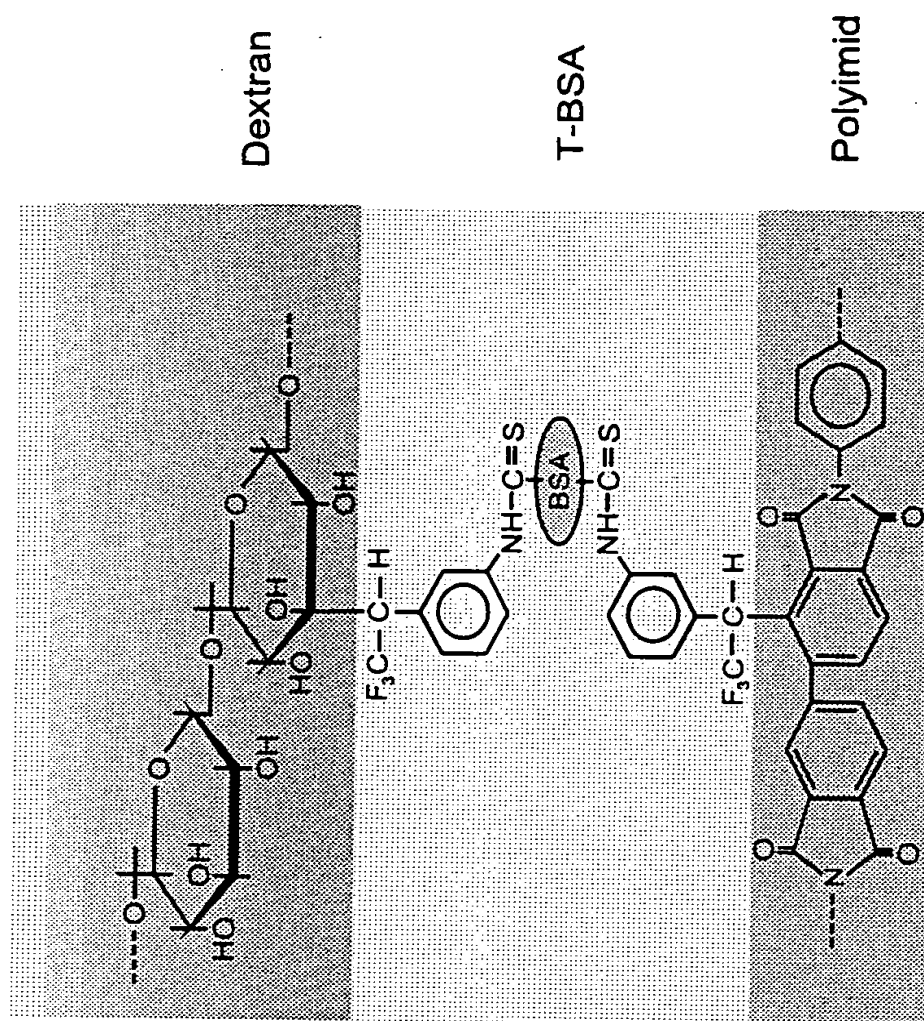
quenzänderung von etwa 15 kHz, die auf die unspezifische Reaktion von Urease zurückzuführen ist. All diese Frequenzänderungen sind aber deutlich niedriger als die der spezifischen Immunoreaktion zwischen Urease und Antikörpern gegen Urease, die zu 65 kHz bestimmt wurde.

Zusammenfassung:

Die Erfindung betrifft eine dextranbeschichtete Oberfläche auf einem Träger.

Aufgabe der Erfindung ist es, die Dextranschicht mit einer Zwischenschicht auf dem Träger zu fixieren.

Gelöst wird diese Aufgabe dadurch, daß die Verbindung von Dextran und der Trägeroberfläche durch einen Photolinker vermittelt wird.

**Fig. 1**

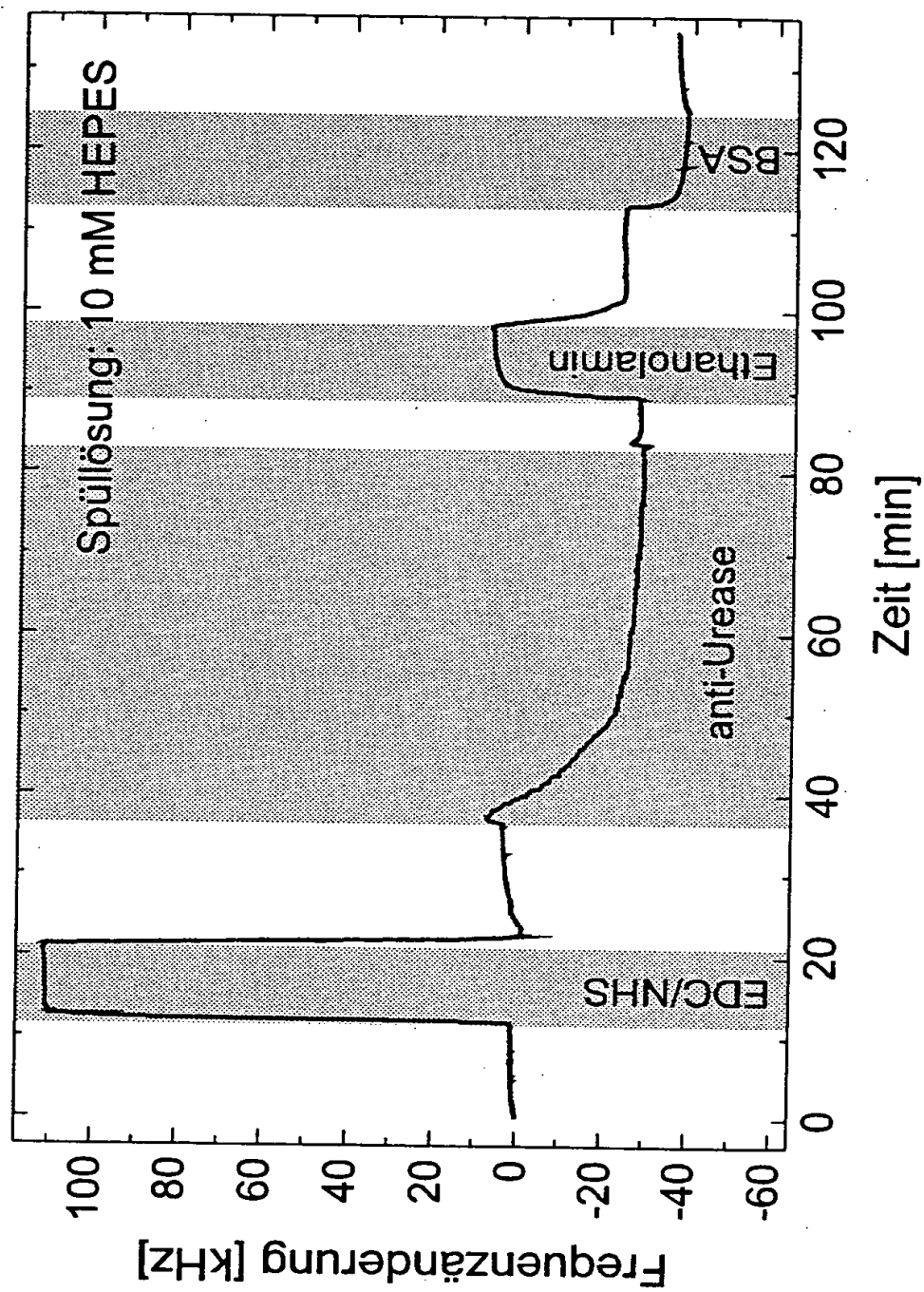


Fig. 2

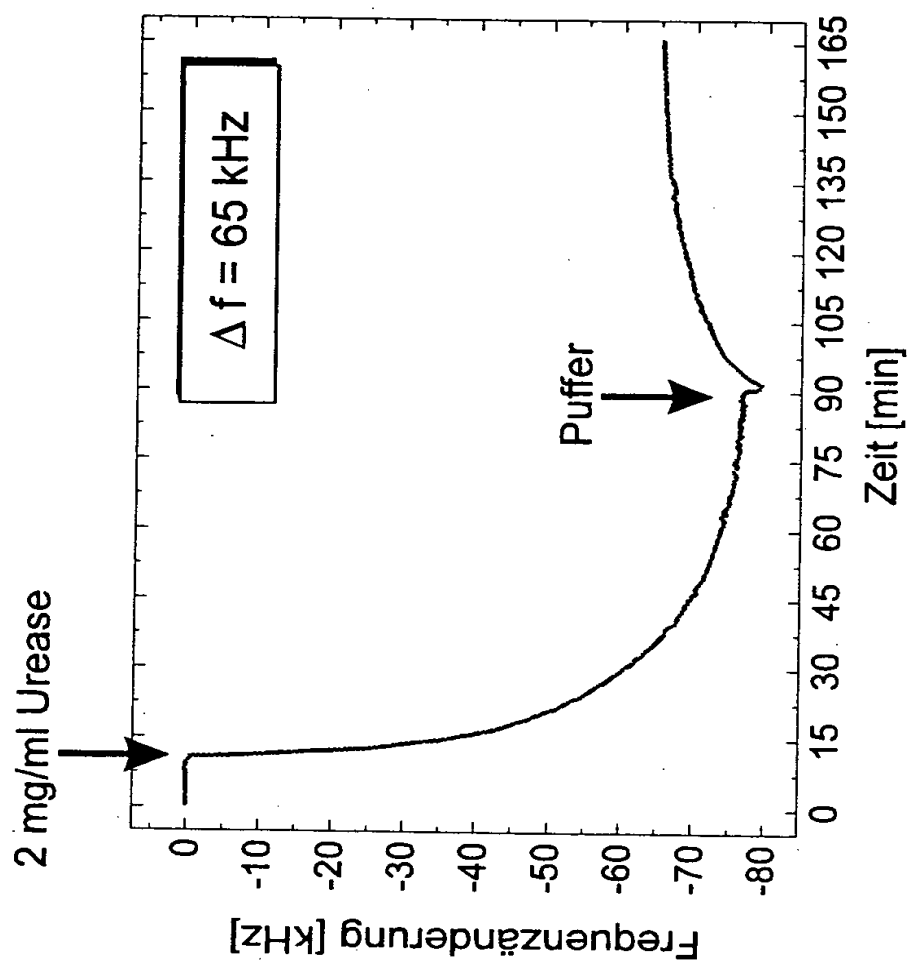


Fig. 3

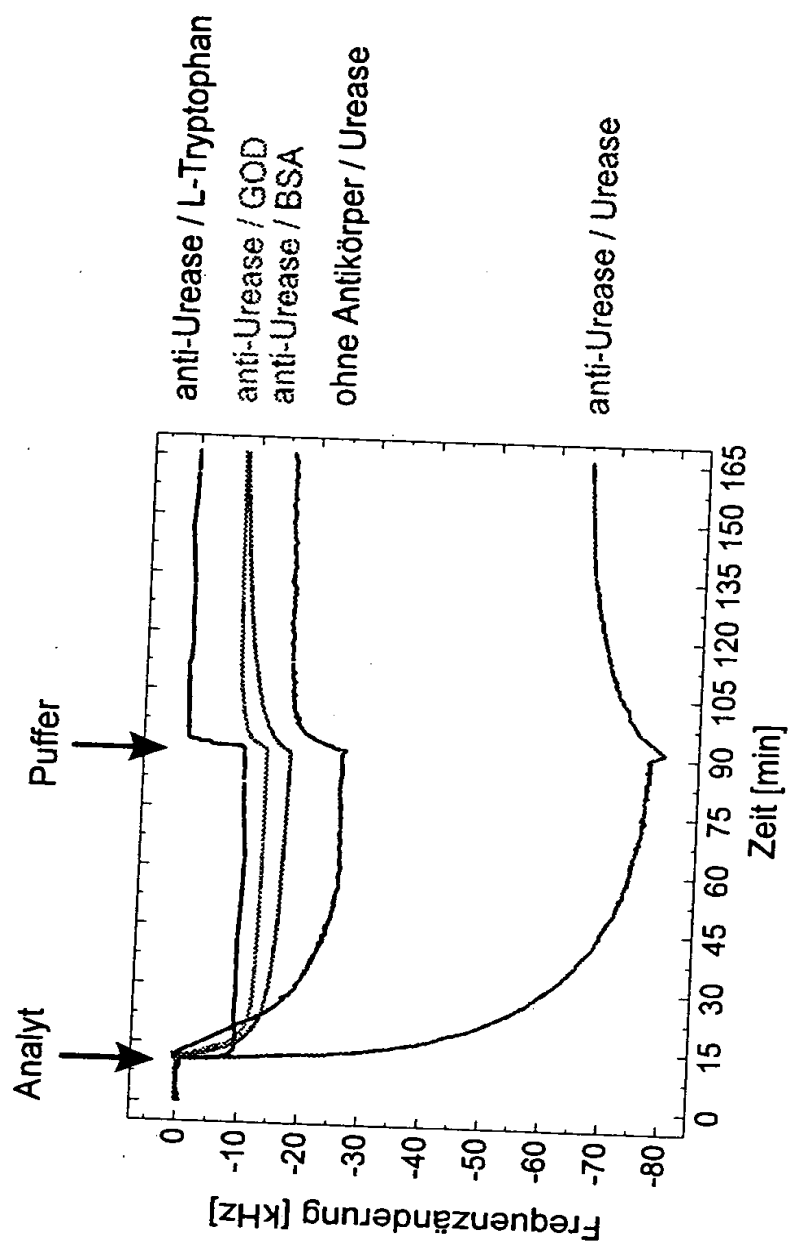


Fig. 4